

This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

BLACK BORDERS

- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS

BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS

- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

**As rescanning documents *will not* correct images,
please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.**

PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11)Publication number : 61-047500

(43)Date of publication of application : 07.03.1986

(51)Int.CI.

C07K 15/04
A61K 39/395
C12N 15/00
C12P 21/00
G01N 33/577
//(C12N 15/00
C12R 1:91)
(C12P 21/00
C12R 1:91)

(21)Application number : 59-169370

(71)Applicant : RES DEV CORP OF JAPAN

(22)Date of filing : 15.08.1984

(72)Inventor : TANIGUCHI KATSU
KUROSAWA YOSHIKAZU
SUGITA KOZO

(54) CHIMERA MONOCLONAL ANTIBODY AND ITS PREPARATION

(57)Abstract:

NEW MATERIAL:A chimera monoclonal antibody consisting of a variable region originated from an animal other than human, and a constant region originated from human.

USE: A monoclonal antibody giving low side effects such as anaphylactic shock and serum diseases when administered to human body.

PREPARATION: The objective chimera monoclonal antibody can be produced by separating active VH and VL genes from an antibody-producing cell of an animal other than human and CH and CL genes from human DNA, inserting the genes into a manifestation vector, and introducing the vector to a cultured animal cell.

LEGAL STATUS

[Date of request for examination]

[Date of sending the examiner's decision of rejection]

[Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted registration]

[Date of final disposal for application]

[Patent number]

[Date of registration]

[Number of appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of requesting appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of extinction of right]

RESULT LIST

1 result found in the Patent Abstracts of Japan database for:
"jp61047500" (priority or application number or publication number)
(Results are sorted by date of upload in database)

1 CHIMERA MONOClonal ANTIBODY AND ITS PREPARATION

Inventor: TANIGUCHI KATSU; others: 02

Applicant: RES DEV CORP OF JAPAN

EC:

IPC:

Publication info: JP61047500 - 1986-03-07

Data supplied from the **esp@cenet** database - Patent Abstracts of Japan

⑪ 公開特許公報 (A) 昭61-47500

⑫ Int.C1.

識別記号

序内整理番号

⑬ 公開 昭和61年(1986)3月7日

C 07 K	15/04
A 61 K	39/395
C 12 N	15/00
C 12 P	21/00
G 01 N	33/577
//C 12 N	15/00
C 12 R	1:91)
(C 12 P	21/00
C 12 R	1:91)

6464-4H
7043-4C
7115-4B
7235-4B
7906-2G

審査請求・未請求・発明の数 2 (全10頁)

④ 発明の名称 キメラモノクローナル抗体及びその製造法

⑤ 特願 昭59-169370

⑥ 出願 昭59(1984)8月15日

⑦ 発明者 谷 口 克	千葉市小仲台3-17-12
⑧ 発明者 黒 沢 良 和	名古屋市昭和区天白町八事富士見丘20-1 ライオンズマ ンション八事ガーデン2-215
⑨ 発明者 杉 田 幸 三	名古屋市千種区日岡町1丁目60 桜南荘
⑩ 出願人 新技術開発事業団	東京都千代田区永田町2丁目5番2号
⑪ 代理人 弁理士 田 中 宏	

明細書

1. 発明の名称

キメラモノクローナル抗体及びその製造法

2. 特許請求の範囲

- (1) ヒト以外の動物由来の可変領域とヒト由来の定常領域からなるキメラモノクローナル抗体
- (2) ヒト以外の動物としてマウスである特許請求の範囲第1項記載のキメラモノクローナル抗体
- (3) ヒト以外の動物としてラットである特許請求の範囲第1項記載のキメラモノクローナル抗体
- (4) ヒト以外の動物の抗体産生細胞から単離した活性なV_HとV_L遺伝子及びヒトDNAから単離したO_HとO_L遺伝子を発現ベクターに挿入し、動物培養細胞に導入してキメラモノクローナル抗体を生産することを特徴とするヒト以外の動物由来の可変領域とヒト由来の定常領域とからなるキメラモノクローナル抗体の製造

方法

- (5) 抗体産生細胞としてハイブリドーマ、エピステインバールヴィルスによる形質転換B細胞またはクローン化B細胞を用いる特許請求の範囲第4項記載のキメラモノクローナル抗体の製造方法
- (6) ベクターとしてpSV2-gpt, pSV2-neo, SV40からなる群から選ばれたベクターを使用することからなる特許請求の範囲第4項記載のキメラモノクローナル抗体の製造方法
- (7) 動物培養細胞がヒト、サル、マウス等の動物に由来するリンパ腫、腎細胞、L細胞、CoS細胞、HeLa細胞の何れか一種を使用する特許請求の範囲第4項記載のキメラモノクローナル抗体の製造方法

3. 発明の詳細な説明

本発明はキメラモノクローナル抗体及びその製造法に関するもので、特に人体に投与した場合にアナフィラキシージョックや血清病などの副作用の少ないモノクローナル抗体及びその製造法に関するものである。

单一抗原決定基だけを認識するモノクローナル抗体は免疫学全体に大きな影響を与える。その有用性は医学界にとどまらず生物学、薬学、化学などの多くの分野で証明されている。そして、このモノクローナル抗体を得る方法に関しては1975年KöhlerとMilsteinがヒツジ赤血球で免疫したマウスの脾細胞とマウスマイエローマ細胞とを細胞融合させることで実現し(*Nature* 256 495-497 (1975))、この外エプスタイン-バール(Epstein-Barr)ウイルスによる方法などがある(特開昭58-201723号参照)。しかして、これらのモノクローナル抗体の多くはそれ自体がマウス等人間以外の動物に由来するためそれを人間に投与した場合には異種蛋白を注射することになり、その結果、アナフィラキシーショックや血清病などの副作用が起こることが予想される。そのため、ヒトハイブリドーマを用いてヒトモノクローナル抗体を作成する試みがなされている。

(例えば特願昭57-126424、特願昭57-502090、特願昭58-90517、特願昭

-3-

物の抗体産生細胞から単離した活性な V_H と V_L 遺伝子及びヒトDNAから単離した D_H と D_L 遺伝子を発現ベクターに挿入し動物培養細胞に導入してキメラモノクローナル抗体を産生させることとなる。ここで“活性な V_H と V_L 遺伝子”とは抗体産生細胞においてDNAの再配列によって出来た V_H にあつては $V-D-J$ 、 V_L にあつては $V-J$ 構造を有する機能的な遺伝子である。しかし、本発明においてヒト以外の動物としてはマウス、ラット、サル、羊、ウサギ等であり、また、抗体産生細胞としては好ましくはハイブリドーマ、クローン化B細胞或はエプスタインバールウイルスによる形質転換B細胞を用いることが望ましく、発現ベクターとしてはpSV2-gpt, pSV2-neo, SV40が好適である。動物培養細胞には、ヒト、サル、マウス等の動物に由来するリンパ腫、腎細胞、L細胞、CoS細胞、HeLa細胞の何れかを用いることができる。

しかし、本発明に従えばヒト以外の動物は自由に免疫できるので容易に所望のキメラモノクローナル抗体を得ることができると共に、人間に投

露¹¹ 58: 28323 及び特願昭57-50209号参照)これらによればヒト型のモノクローナル抗体を得るととは可能であるが必ずしも再現性等の点において満足すべきものとは云えない。(Nature 300 316~317 (1982) 参照)

また、マウス等の動物は容易に種々の抗原で免疫することとは可能であるが人間については望む抗原を用いて自由に免疫できないという欠点がある。一方、ヒト型モノクローナル抗体を産生するヒトXマウスハイブリドーマを作製してμ鎖特異的mRNAを得たのち相補鎖DNAを作製し、プラスミドpBR322に組み込んで大腸菌にヒトモノクローナル抗体を生産させる試みを行つてはいるがこの方法も人間には自由に免疫できないという点で問題が残る。

本発明者はこれらの欠点を改善すべく種々の研究を行い本発明を完成するに至つたのである。すなわち本発明はヒト以外の動物由来の可変領域とヒト由来の定常領域からなるキメラモノクローナル抗体であつて、これの製造方法はヒト以外の動

-4-

とした場合動物由来のモノクローナル抗体に比して異種蛋白による抗原性が著しく軽減されることが期待される。

次に実施例をもつて本発明を説明する。

実施例

マウスV遺伝子の単離

腫瘍細胞P3U1とO57BL/6マウスに自然発生した黒色腫瘍細胞で免疫したO57BL/6マウスに由来する脾臓細胞との融合細胞であるハイブリドーマD10株(注、正式にはM2590株である。)は黒色腫瘍細胞と選択的に反応する抗体を分泌し、この抗体のタイプはH鎖についてはIgM型で、L鎖についてはIgGである。先づD10株、P3U1株及びO57BL/6マウス腎臓からDNAを単離す(Oeill 24 353~356 (1981) 参照)次に10 μgのDNAを制限酵素HindIIIとEcoRIで切断する。制限酵素のHindIIIで切断したD10株とP3U1株及びO57BL/6マウス腎臓のDNAを電気泳動で0.9%のアガロースゲルに展開しニトロセルロース膜(Schleicher and Schuell, J. Mol. Biol. 98 503

-5-

-1152-

-6-

~515(1975)参照)に転写し、一方J_κ領域を含んだ2.7Kb HindIII-HindIII断片に相当する(利根川進氏より得た。Nature 280 288~294(1979)参照)J_κプローブ(10⁷ cpm/0.1DNA)を用いたハイブリダイゼーションを行つた。その結果を図1A(d)に示す。

ところで図1A(a)より明らかかのようにD10株のDNAは6.5, 6.3及び6.1Kbの3つの再配列元件バンドが存在する。これらのうち6.3及び6.1KbはP3U1DNAに見られるものと同様のものである。6.5KbのバンドはV_κ-J_κ構造を含む活性な遺伝子であり、その特異性の発現に関与する遺伝子である。分子サイズはノフアージのHindIIIマーカーによつて見積つた。このサイズに相当するDNA断片をアガロース電気泳動により単離し、ノフアージHindIIIベクターλ788(K. Murray氏(ジョンズ・ホプキンス大学)より得た。Mole. Gen. Genet. 150 53~61(1977)参照)に挿入し、ノフアージにパックケージした。パックケージミクスチャには大腸菌BHB2688とBHB2690を用いた。(Hahn.

-7-

クローンVJ_κ1.4は機能的なV_κ-J_κ構造を含んでいる。

ノーザンハイブリダイゼーションの方法は免疫実験操作法XII(1983)に記載されている。

また、図1A(c)は0.9KbのXbaI-EcoRI断片に相当するJ_Hプローブ(Cell 24 353-365(1981)参照)とEcoRIで切断したDNAのサンハイブリダイゼーションを示す。先に述べた理由を基にD10株DNAにだけ探索される5.5KbのDNAを機能的なH鎖のV領域遺伝子を含む断片ノフアージEcoRIベクターであるλgtWES-λB(P. Leader. Science 196 175-177(1977)参照)を用いてクローン化し、クローンVJ_H2.4.3を得た。クローンVJ_H2.4.3とMBP203(Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 77 2138-2142(1980)参照)の1.0KbのEcoRI断片に相当するO_Hプローブを用いた。D10株のmRNAとノーザンプロットングを行つた結果、2.4Kbの位置にバンドを見つけた(図1A(d)参照)。クローンVJ_κ1.4とVJ_H2.4.3に合ま

る。Meth. Enzymol. 68 299-309(1979)参照)次にJ_κプローブをスクリーニングに用いペントンダイビス法(Science 196 180-182(1977)参照)にしたがつてブラークハイブリダイゼーションを行いクローンVJ_κ1.4を単離した。このクローンの制限酵素地図を図1B(d)に示す。このクローンVJ_κ1.4のHindIII挿入断片をノーザンハイブリダイゼーションを行うために単離した。

D10株からグアニジニウムチオシアノート法(Biochemistry 18 5294-5299(1979)参照)により全RNAを分離し、オリゴdTセルロースカラムの素通り画分からポリA構造をもつmRNAを得た。図1A(b)はD10株のmRNAと、クローンVJ_κ1.4のHindIII挿入断片或はO_H領域を含む3Kb HindIII-BamHI断片(利根川進氏より得た。Nature 280 288-294(1979)参照)に相当するO_Hプローブとのノーザンハイブリダイゼーションを示している。J_κとO_Hの両プローブにより1.2Kbの位置にバンドが見つかつた。

-8-

れる活性なV遺伝子が特異性の発現に関与する。

ヒトO遺伝子の単離

ヒトの血漿の中で主要な免疫グロブリンクラスであるIgGの定常領域の遺伝子を単離する。すなわちヒトの免疫グロブリン遺伝子の塩基配列はマウスのそれと高い相同意を示しているので、ヒトのゲノムに存在する例えばO_HとOr1遺伝子をそれに相当するマウスの遺伝子をプローブとして用いて単離するのであつて、その方法はクローンIg146(Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 75 4709-4713(1978)参照)からの3KbのHindIII-BamHI断片とクローンMEP10(Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 78 474-478(1981)参照)からの6.8KbのEcoRI断片をプローブとして用いヒトのラムダcharon4AのHaeIII-AluI遺伝子ライプラリー(T. Nandini, Cell. 15 1157-1174(1978)参照)中からヒトO_H遺伝子を含みエンハンサー領域を保持している断片を単離する。Or1遺伝子はヒト胎子单細胞DNAをHindIIIで切断しアガロースグル電気泳動で大き

-9-

さにしたがつて分画したのち 5.9 Kb のバンドを λ Z�に挿入し前記のプローブを用いてクローニ化した。単離したクローニは図 1 B(c) の HG₂ と (d) の HG163 である。

V_λ(マウス) 遺伝子と O_λ(ヒト) 遺伝子を含むプラスミド pSV2-HG₂V_{D10} 作成

エンハンサーを保持したヒト O_λ 遺伝子を含む 1.9 Kb の Pvu II 断片を図 1 B(c) に示すクローニ HG₂ から単離し等量混合した Hind III と BamHI リンカーカー(宝酒造酵製)を結合したのち Hind III で切断する。この断片を図 1 B(d) に示す VJ_H 14 から単離した 0.5 Kb の Hind III 挿入断片と結合し、BamH I で切断する。得られた断片を分別してアガロースゲル電気泳動により 5.9 Kb の断片を単離する。この断片を pSV2gpt の BamH I 部位に挿入する。挿入した遺伝子の方向は、制限地図により決定する。(図 2 a pSV2-HG₂V_{D10} 参照)

V_H(マウス) 遺伝子と O_λ(ヒト) 遺伝子を含むプラスミド pSV2-HG1V_{D10} 作成

8.2 Kb の Hind III 挿入断片を HG163 クローニ

-11-

2. 室温で 30 分間保温する。
3. P3U1 株をトリプシン処理し、細胞をばらばらにした後 10 % 牛胎児血清を含む RPMI 1640 培地を加えトリプシン処理を終了させる。
4. 培養液を 1,500 rpm 5 分間遠心して細胞を集めめる。
5. 牛胎児血清を含まない培地に 2×10^7 個の細胞を滴下する。
6. 1,500 rpm で 5 分間遠心する。
7. 直接、1 の液 10 ml に浮遊する。
8. 37°C で 30 分間保温する。
9. 5 ml を別の試験管に移す。
10. 10 % 牛胎児血清を含む RPMI 1640 の培地をそれぞれ 4.5 ml ずつ加える。
11. 96 穴プレートにそれぞれ 0.1 ml ずつ 2×10^6 個の細胞が入る様に分注する。
12. 72 時間 RPMI 1640 - 10 % 牛胎児血清培地で培養する。
13. その後 5 μg/ml のミコフエノール酸と

から単離し、Klenow 酶索により両端の一本鎖部分を消化し、その両端に EcoRI リンカーカー(宝酒造酵製)を接続した。その断片を EcoRI と BamHI で切断し EcoRI と BamHI で開環したプラスミド pSV2gpt に挿入し、ヒト O_λ 遺伝子を含む pSV2-HG14 クローニを得る。5.5 Kb の EcoRI 断片をクローニ VJ_H 243 から単離し pSV2-HG14 の EcoRI 切断位置に挿入する。挿入した遺伝子の方向に制限地図により決定した。(図 2 b pSV2-HGIV_{D10} 参照)

プラスミド pSV2-HG₂V_{D10} 及び pSV2-HG1V_{D10} K 上の形質細胞癌の形質転換

pSV2-HG₂V_{D10} と pSV2-HG1V_{D10} の両 DNA をカルシウム、リン酸共沈降法 (Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 76 1373-1378 (1979 参照)) によりプラスミダサイトーマ(形質細胞癌) P3U1 株 (H 線は合成しないが L 線を生産する性質を持つ) に導入した。その方法は次のとおりである。

1. A 液液をそれと等量の 2xH_oBS 液液に滴下する。

-12-

^{RP}
250 μg/ml のキサンチンを含む RPMI 1640 - 10 % 牛胎児血清培地にとりかえ、形質転換した細胞を選択する。
しかし、A 液液及び 2xH_oBS 液液は次のよう組成を有する。

A 液液

pSV2-HG1V _{D10}	1.140 μl	(プラスミド 200) (μg 含有)
pSV2-HG ₂ V _{D10} Cold	9.00 μl	(")
2 M CaCl_2	31.25 μl	(オートクレーブ) で滅菌したもの
再蒸留水	264.7 μl	
2xH _o BS 液液	pH 7.05	
H _o PES	1.0 g/l	
Na ₂ CO ₃	1.6 g/l	
K ₂ CO ₃	0.74 g/l	
Na ₂ HPO ₄ · H ₂ O	0.25 g/l	
dextrose	2 g/l	

キメラモノクローナル抗体産生形質転換細胞の選別

-13-

-1154-

-14-

キメラモノクローナル抗体産生形質転換細胞の選別には酵素免疫、蛍光抗体法、或はセルソーター(FACS)(ベクトン・ディクソン社)による解析を用いた。ミコフェノール酸を含む選択培地により1日の中の形質転換細胞クローニングが選別された。P3U1株とこれら18の中の形質転換細胞はプレート中に十分増殖するまで選択培地で育てた。これらの細胞の培養上清を酵素免疫蛍光抗体法(Meth. Enzymol. 70 419-439 [1980] 参照)によつて抗体の產生状態を試験した。その結果を表1に示す。

表 1

抗体	ウサギ抗ヒト IgGFc	ウサギ抗ヒト Cx抗体
細胞	抗体	
HMH-81	-	-
HMH-86	-	-
HMH-87	+	+
HMH-88	-	-
HMH-818	-	-

-15-

最後に10⁶個の細胞を1mlの培養液に浮遊させ、対数増幅器付きのFACS IV(ベクトン・ディクソン社)で解析した。その結果を図3に示す。図3(a), (b), (c)は標的細胞としてHMH細胞を用いウサギIgGの反応をコントロールとし、それぞれ(a)はウサギの抗ヒトIg抗体、(b)はウサギの抗ヒトCx抗体、(c)はウサギの抗ヒトIgGFc抗体との反応を表わし、(d), (e), (f)はHMH細胞とP3U1細胞に対するそれぞれ(d)はウサギの抗ヒトIg抗体、(e)はウサギの抗ヒトCx抗体、(f)はウサギの抗ヒトIgGFc抗体の反応を表わす。

HMH細胞に導入されたDNAの解析

HMH細胞から前述の方法によりDNAとポリA構造を含むRNAを単離する。HMH細胞のDNAと同様に単離したO57BL/6腎臓細胞とP3U1細胞のDNAをBamHIで切断しJ_κ(マウス)プローブ(表4 A-(a)), O_κ(ヒト)プローブ(表4 A-(b)), J_H(マウス)プローブ(表4 A-(c))及びO_H(ヒト)プローブ(表4 A-(d))を用いサザンハイブリダイゼーションを行う。

HMH-87は1×10⁶個の細胞が10mlの培養上清に約100μg/mlのマウス・ヒトキメラモノクローナル抗体を産生している。

抗ヒトIgGを用いたHMH細胞とP3U1のセルソーター解析

HMH細胞とP3U1株はHank'sの平衡塩類溶液(Gibco)で2度洗浄し1.0⁶個の細胞を750μlの染色緩衝液(1% FCS-RPMI 1640)と250μlのウサギ抗ヒト免疫グロブリン抗体又は正常ウサギIgG(1μg/ml)の混合液に浮遊させ、1時間室温で保温した。その後細胞を3度洗浄した。その後の手順はベクターラボラトリ社のアビジンビオテンキット(avidin-biotine kit)に示されているものと同様である。要領としては細胞を予めヒトIgGで吸収処理したビオテン結合抗ウサギIgG(1.5mg/ml)200倍希釈液250μlに浮遊し、1時間、室温で保温した後、Hank's溶液で3度洗浄し、250μlの20倍希釈アビジンFITC(5mg/ml)で浮遊させ室温で30分間保温し、Hank's溶液で3度洗浄する。

-16-

ヒトO_κとマウスJ_κプローブはpSV2-HG_κVD_{1,0}のBamHI挿入断片のサイズに相当する5.9KbのバンドをHMH細胞のDNA中に探索した。マウスJ_HプローブはpSV2-HG₁VD_{1,0}のV_H遺伝子を含むEcoRI挿入断片に相当する5.5KbのバンドをHMH細胞のDNA中に探索した。ヒトO_{r1}プローブはpSV2-HG₁VD_{1,0}のO_{r1}遺伝子を含むEcoRI-BamHI挿入断片をHMH細胞のDNA中に探索した。これらによりHMH細胞にはゲノム中に完全なH鎖とL鎖のキメラ遺伝子を保持していることが示された。

HMH細胞より単離したポリA構造をもつmRNAとP3U1より単離したポリA構造をもつmRNAをそれぞれVJ_κ14プローブ、ヒトO_κプローブ、VJ_H243プローブ及びヒトO_{r1}プローブとの間でノーザンプロットを行つた。VJ_κ14プローブとヒトO_κプローブにより通常K鎖を生産している細胞にみられるのと同じサイズに相当する1.2Kbのバンドがキメラ抗体のL鎖のmRNAとして探索され、HMH細胞のmRNA中に

最初に転写されたもので、またスプライシングされていないいためイントロンがとり除かれていない mRNAが 5 Kb のバンドとして探索される。(図 4 B (a)(b) 参照) VJ_H2 4 3 として C_{r1}プローブにより H M H 細胞の mRNA中に 3.5Kbと 7Kbのバンドが探索され。3.5Kbのバンドは属結合型の r H 鎮の mRNAのサイズに相当し、7Kb のバンドは最初に転写されイントロンがとり除かれていない mRNAに相当する。

以上により H M H 細胞中でマウス由来の V - (D) - J エクソンとヒト由来のエクソンの間で最初に転写された mRNAのスプライシングが部分的に起つていることが証明された。

4. 図面の簡単な説明

図 1 A は活性なマウス V 遺伝子とヒトの D 遺伝子を単離するためのサザンハイブリダイゼーション及びそれらの mRNA のノーザンプロットニングの解析結果を示す X 複写真

B は単離したクローニングの制限酵素地図

図中 E_{co}はエンドヘンサー、H は Hinc II。

図 2 は DNA 形質転換に用いるために作成したプラスミド構造

a) プラスミド pSV2-HO_cV_{D1} の構造

b) プラスミド pSV2-HGIV_{D1} の構造

図 3 はセルソーター解析図

図 4 A は H M H 細胞の DNA のサザンハイブリ

ダイゼーション

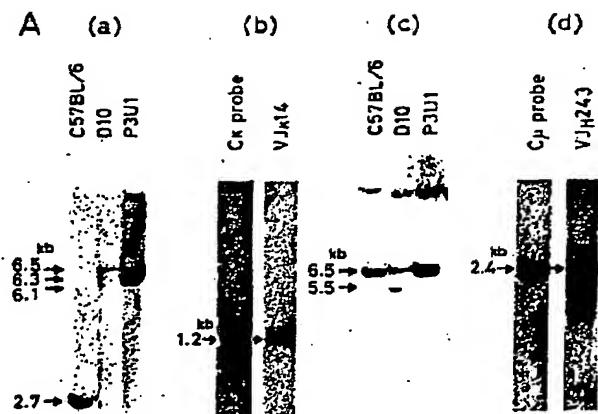
B は H M H 細胞の mRNA のノーザンプロッ

ティング解析結果を示す X 複写真

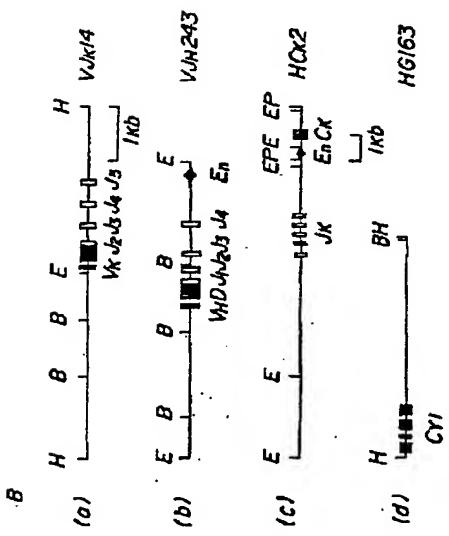
出 品 人 新技術開発事業団

代 理 人 田 中 宏

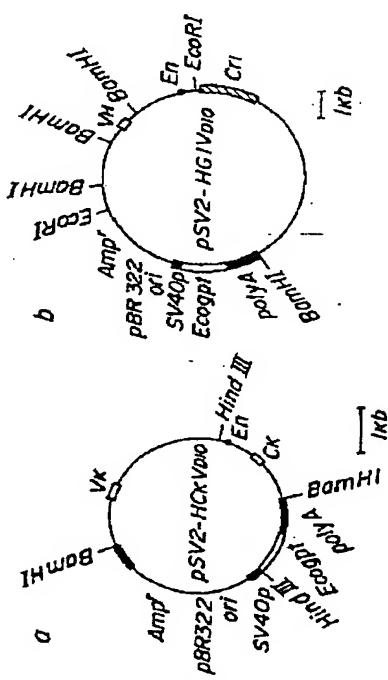
図面の複数(内容に変更なし)
第 1 図 A



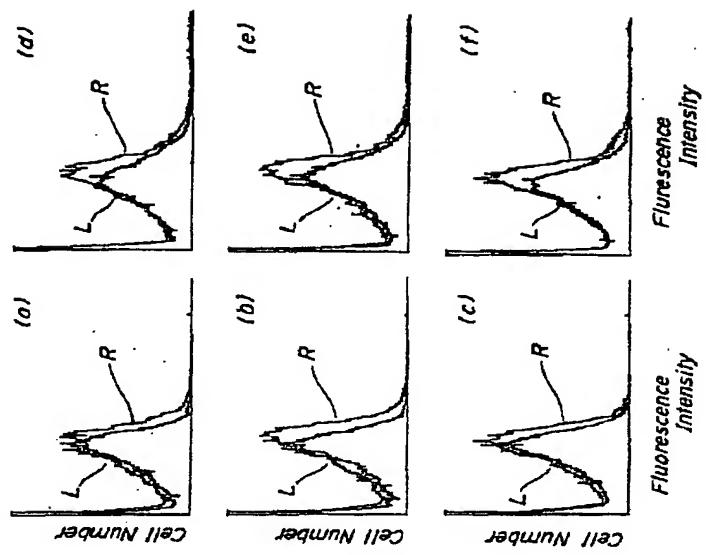
第三圖一



圖二

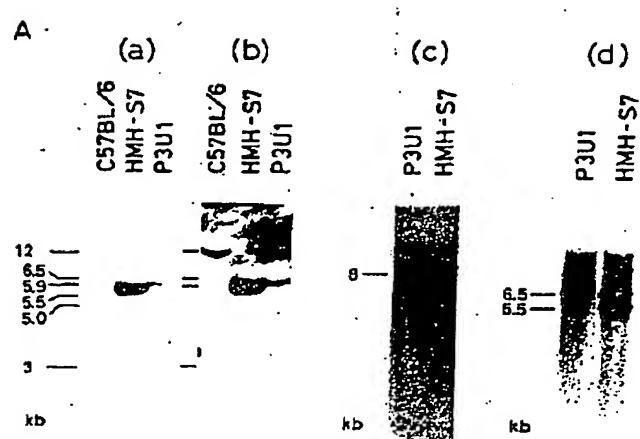


圖三

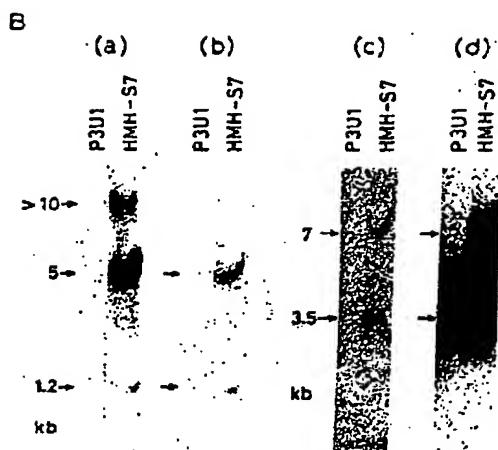


(e)

第4 図 A



第4 図 B



手続補正書

昭和59年9月27日

特許庁長官 志賀 学 殿

1. 事件の表示

昭和59年特許願第169370号

2. 発明の名称

キメラモノクローナル抗体及びその製造法

3. 補正をする者

事件との関係 特許出願人

住所 東京都千代田区永田町二丁目5番2号

名称 新技術開発事業団

理事長 久良知 章悟

4. 代理人 〒105

住所 東京都港区虎ノ門二丁目5番5号

ニュー虎ノ門ビル5階(電話03-501-1830)

氏名 8940 弁理士 田中 宏

5. 補正命令の日付 自発補正

6. 補正により増加する発明の数 なし

7. 補正の対象 図面

8. 補正の内容

図面の抄書(内容に変更なし)

1. 特許請求の範囲を別紙のとおり補正する。
2. 明細書3頁6行目「Milatatin」を「Milstein」と補正する。
3. 同頁9行～10行目「パール」を「パール」と補正する。
4. 同5頁16行目「008」を「008」と補正する。
5. 同10頁16行目「T. Maniatin」を「T. Manietin」と補正する。
6. 同書同頁19行目「胎子单細胞」を「胎児肝細胞」と補正する。
7. 同書11頁6行目「プラズミド」を「プラスミド」と補正する。
8. 同書同頁14行～15行目「断片を単する」を「断片を單離する」と補正する。
9. 同書12頁9行目「向に制限」を「向仕制限」と補正する。
10. 同書15頁2行目「酵素免疫、蛍光抗体法」を「酵素免疫蛍光抗体法」と補正する。
11. 同書16頁8行目「FCS-RPMI 1640」

手続補正書

昭和59年10月31日

特許庁長官 志賀 学 殿

1. 事件の表示

昭和59年特許願第169370号

2. 発明の名称

キメラモノクローナル抗体及びその製造法

3. 補正をする者

事件との関係 特許出願人

住所 東京都千代田区永田町二丁目5番2号

名称 新技術開発事業団

理事長 久良知 章悟

4. 代理人 〒105

住所 東京都港区虎ノ門二丁目5番5号

ニュー虎ノ門ビル5階(電話03-501-1830)

氏名 8940 弁理士 田中 宏

5. 補正命令の日付 自発補正

6. 補正により増加する発明の数 なし

7. 補正の対象

明細書、特許請求の範囲及び発明の詳細な説明の欄

8. 補正の内容

を「FCS-RPMI 1640」と補正する。

12. 同書20頁1行目「P社 PvuII」を「P社 Pvu II」と補正する。

以上

(別紙)

「特許請求の範囲

- (1) ヒト以外の動物由来の可変領域とヒト由来の定常領域からなるキメラモノクローナル抗体
- (2) ヒト以外の動物としてマウスである特許請求の範囲第1項記載のキメラモノクローナル抗体
- (3) ヒト以外の動物としてラットである特許請求の範囲第1項記載のキメラモノクローナル抗体
- (4) ヒト以外の動物の抗体産生細胞から単離した活性な V_H と V_L 遺伝子及びヒト DNA から単離した C_H と C_L 遺伝子を発現ベクターに挿入し、動物培養細胞に導入してキメラモノクローナル抗体を生産することを特徴とするヒト以外の動物由来の可変領域とヒト由来の定常領域とからなるキメラモノクローナル抗体の製造方法
- (5) 抗体産生細胞としてハイブリドーマ、エブ

-4-

スタインペールウイルスによる形質転換 B 細胞またはクローン化 B 細胞を用いる特許請求の範囲第4項記載のキメラモノクローナル抗体の製造方法

- (6) ベクターとして pSV2-gpt, pSV2-neo, SV40 からなる群から選ばれたベクターを使用することからなる特許請求の範囲第4項記載のキメラモノクローナル抗体の製造方法
- (7) 動物培養細胞がヒト、サル、マウス等の動物に由来するリンパ腫、腎細胞、L細胞、OOB細胞、HeLa細胞の何れか一種を使用する特許請求の範囲第4項記載のキメラモノクローナル抗体の製造方法

-5-